# This Page Is Inserted by IFW Operations and is not a part of the Official Record

# **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

# IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents will not correct images, please do not report the images to the Image Problems Mailbox.

115126995 CA: 115(13)126995q PATENT

New vitamin B12 derivatives, production thereof, and applications thereof INVENTOR (AUTHOR): Toraya, Tetsuo; Ishida, Atsuhiko; Uejima, Yasuhide;

Fujii, Katsuhiko

LOCATION: Japan,

ASSIGNEE: Teijin Ltd.

PATENT: PCT International; WO 9010014 A1 DATE: 900907 APPLICATION: WO 90JP253 (900228) \*JP 8945172 (890228)

PAGES: 49 pp. CODEN: PIXXD2 LANGUAGE: Japanese CLASS: C07H-023/00A;

A61K-031/68B; C12N-001/20B; C07F-015/06B DESIGNATED COUNTRIES: US DESIGNATED REGIONAL: CH; DE; FR; GB; IT

SECTION:

CA201006 Pharmacology

IDENTIFIERS: cyanocobalamin deriv prepn, vitamin B12 deriv neoplasm inhibitor, cell proliferation cyanocobalamin antagonist DESCRIPTORS:

Animal cell line... Escherichia coli... Lactobacillus leichmannii... proliferation inhibition of, by vitamin B12 derivs.

Neoplasm inhibitors...

vitamin B12 derivs. as

Microorganism...

vitamin B12-producing, screening of, vitamin B12 derivs. for CAS REGISTRY NUMBERS:

13870-90-1 activity of, detn. of, in the presence of vitamin B12 antagonist

1128-67-2 as substrate, in cobalamin coenzyme activity inhibition by vitamin B12 antagonists

68-19-9D derivs., as vitamin B12 agonists or antagonists, for cell proliferation inhibition or tumor inhibition

13963-62-7D 27792-36-5D derivs., reaction of, in prepn. of vitamin B12 antagonist or agonist

13963-62-7P 56653-35-1P 134283-17-3P 134283-19-5P 134283-20-8P 134283-21-9P 134283-22-0P 134295-89-9P prepn. and reaction of, for prepg. vitamin B12 antagonist

51390-23-9P 134283-17-3P 134283-18-4P 134283-23-1P prepn. and reaction of, in prepn. of vitamin B12 antagonist

134644-67-0P 134644-68-1P 134644-69-2P 134644-70-5P 134644-71-6P 134691-34-2P 134691-37-5P 134691-39-7P 134714-23-1P 134776-68-4P prepn. of, as vitamin B12 antagonist

68-19-9 reaction of, in prepn. of cyanoaquocobinamide, for prepg. vitamin B12 antagonist

928-51-8 reaction of, in prepn. of hydroxybutyldimethylbenzimidazole, for prepg. vitamin B12 antagonist

582-60-5 reaction of, in prepn. of hydroxyethyldimethylbenzimidazole,

### PCT

#### 国際事務局



## 特許協力条約に基づいて公開された国際出願

JР

(51) 国際特許分類5 C07H 23/00, A61K 31/68 C12N 1/20, C07F 15/06

(11) 国際公開番号

WO 90/10014

A1

(43) 国際公開日

1990年9月7日(07.09.1990)

(21)国際出願番号 (22)国際出願日 PCT/JP90/00253

1990年2月28日(28.02.90)

(81) 指定国

81) 稻定国 CH(欧州特許),DB(欧州特許),FB(欧州特許),GB(欧州特許),

IT(欧州特許), US.

(30) 優先権データ

**特顏平1/45172** 

1989年2月28日(28.02.89)

| 添付公開書類

国際調査報告書

(71) 出願人(米国を除くすべての指定国について) 帝人株式会社(TBIJIN LIMITED)[JP/JP]

〒541 大阪府大阪市中央区南本町1丁目6番7号 Osaka, (JP)

(72) 発明者; および

(75)発明者/出願人(米国についてのみ)

虎谷哲夫(TORAYA, Tetsuo)[JP/JP]

〒700 岡山県岡山市宿本町8番50号 Okayama, (JP)

石田敦彦(ISHIDA, Atsuhiko)[JP/JP]

〒700 岡山県岡山市大和町1-4-32 シルク21-2035

Okayama, (JP)

上帕康秀(UEJIMA, Yasuhide)[JP/JP]

〒191 東京都日野市神明1-6-14 ヘイム8 I 210号

Tokyo, (JP)

产并克彦(FUJII, Katsuhiko)[JP/JP]

〒191 東京都八王子市台町3-2-18 Tokyo, (JP)

(74) 代理人

弁理士 青木 朗,外(AOKI, Akira et al.) 〒105 東京都港区成ノ門一丁目8番10号 静光成ノ門ビル

育和特許法律事務所 Tokyo,(JP)

(54) Title: NEW VITAMIN  $B_{12}$  DERIVATIVE, PRODUCTION THEREOF, AND APPLICATION THEREOF

(54) 発明の名称 新規ピタミンB 12 誘導体、その製造方法並びにその用途

(57) Abstract

A vitamin B<sub>12</sub> derivative of formula (I) and salts thereof, wherein L represents a ligand bound to the cobalt atom of the corrin ring, B represents a base having a heterocyclic structure, and R represents an (un)substituted hydrocarbon group.

一般式(1):

(式中、Lはコリン環のコバルトへの配位子を示し、Bは複 素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭 化水素基を示す)

で表されるピタミンBiz誘導体及びfg温。

情報としての用途のみ PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第1頁にPCT加盟国を同定するために使用されるコード

1		
AT オーストリア	ES スペイン	MG マダガスカル
AU オーストラリア	門 フィンランド	ML マリー
BB パルパードス	PR フランス	MR モーリタニア
BE ベルギー	GA ガボン	MWマラウイ
BF ブルキナ·ファソ	GB イギリス	NL オランダ
BG ブルガリア	HU ハンガリー	NO ノルウェー
BJ ペナン	IT イタリー	RO ルーマニア
BR ブラジル	JP 日本	SD スーダン
CA カナダ	KP 朝鮮民主主義人民共和国	SE スウェーデン
CF 中央アソリカ共和国	KR 大韓民国	SN セネガル
CG コンゴー	LI リヒテンシュタイン	SU ソビエト連邦
CH スイス	LK スリランカ	TD チャード
CM カメルーン	LU ルクセンブルグ	TG トーゴ
DB 西ドイツ	MC モナコ	US 米国
DK デンマーク		00 AM

1

#### 明 細 書

新規ビタミンB<sub>12</sub>誘導体、その製造方法 並びにその用途

#### 技術分野

本発明は、新規なビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩、その製造方法並びにその用途に関する。更に詳しく言えば、一般式(I)

(式中、Lはコリン環のコバルトへの配位子を示し、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭化水素基を示す。)

で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体、その製造方法並びに、それを有効成分として含有するビタミンB<sub>12</sub>拮抗剤、細胞増殖の抑制または阻害剤等に関する。

#### 背景技術

ビタミンB12は、ヒトなど動物にとって必須の微量栄養因 子の一つであり、哺乳動物においては、特に肝臓に多く含ま れる。動物、植物とも、この物質を生合成することはできず、 微生物のみがこれを産生する。ビタミンB12の欠乏症として は、特に悪性貧血が代表的であり、巨赤芽球性造血、メチル マロン酸尿症、ホモシステイン尿症、神経障害等がみられる。 ビタミンBizは、体内に吸収されると、代謝的に活性な型で あるピタミンB12補酵素(アデノシルコバラミン)及びメチ ルコバラミンに変換され、前者は、例えばメチルマロニル CoAムターゼなどの水素の移動を伴う酵素反応に、後者は、 例えばメチオニンシンターゼなどのメチル基の移動を伴う酵 素反応において、それぞれ補酵素として機能する。特にメチ ルコバラミンは、葉酸補酵素を介するC」代謝にかかわるこ とによって、チミジル酸の生合成に間接的に関与し、細胞増 殖に重要な役割を果たしている。従って、ビタミンB12群に 拮抗作用を示す化合物、すなわちビタミンBuz拮抗体は、 DNA合成を阻害することによって、細胞の増殖を抑制また

は阻止すると考えられ、腫瘍細胞(ガン細胞)に対して、抗腫瘍剤(抗ガン剤)として有効に作用すると考えられる。また、微生物においても、その増殖にビタミンB<sub>12</sub>群が重要であり、ビタミンB<sub>12</sub>拮抗体は、抗菌剤としての作用を有すると考えられる。また、逆に、ビタミンB<sub>12</sub>拮抗体は、これに対する抵抗性を指標としてビタミンB<sub>12</sub>高生産性を有する微生物変異株のスクリーニングに役立つと考えられる。

従来、各種ビタミンB12誘導体が合成されており、例えば、 コビル酸より、化学的にあるいは微生物を用いて合成された、 ビタミンB<sub>12</sub>群のイソプロパノールアミン部(-NHCH<sub>2</sub>CH(CH<sub>3</sub>)0-) を、例えば、-NHCH(CH3)CH2O-, -NHCH2CH2CH2O-, -NHC(CH3)2 CH2O-, -NHCH2CH(C6H5)O- 、または-NHCH2CH(CH2F)O-等に置 換したビタミンB12誘導体が、エシエリヒア・コリ(Escherichia coli)113-3、ラクトバチルス・ライヒマニ (Lactobacillus leichmannii) に対して拮抗作用を示すことが知 られている(フリードリッヒ、Vitamin B<sub>12</sub> und verwandte Corrinoide(Georg Thieme Verlag, Stuttgard), 289-308頁、 1975年)。また、微生物から単離されたコパルト欠如コリノ イド、またはコバルト欠如コリノイドに、例えばロジウム、 銅、亜鉛を導入した異種金属コリノイドも、前記の菌に対し て同様に拮抗作用を示すことが知られている。(フリードリ ッと、Vitamin B<sub>12</sub> und verwandte Corrinoide (Georg Thieme Verlag, Stuttgard), 289-308頁、1975年、及びコペンハー ゲン、B<sub>12</sub>(John Wiley & Sons, New York) 、 II 巻、105-149 頁、1982年)。

しかしながら、コビル酸を用いる場合には、その調製が複雑で大量供給が困難であり、微生物を用いる場合には、その 単離の点で実用性に問題がある。

また、コリン環のC-10位に臭素、もしくはニトロ基を導入したピタミンB<sub>12</sub>誘導体、また、コリン環周辺側鎖を、例えばカルボキシル基、エチルアミド、アニリド、ヒドラジドに置換したピタミンB<sub>12</sub>誘導体も化学的に合成されている(フリードリッヒ、Vitamin B<sub>12</sub> und verwandte Corrinoide (Georg Thieme Verlag, Stuttgard), 289-308頁、1975年)が、これらの誘導体は拮抗作用の点で未だ不充分である。

従って、ビタミンB<sub>12</sub>拮抗作用に優れ、かつ大量供給可能 なビタミンB<sub>12</sub>拮抗体が望まれていた。

#### 発明の開示

従って、本発明は、ビタミン $B_{12}$ 拮抗作用に優れ、かつ大量供給可能な新規なビタミン $B_{12}$ 拮抗体を提供することを目的とする。

本発明はまたビタミンB12拮抗作用に優れかつ大量供給可能なビタミンB12誘導体の製造方法を提供することを目的とする。

本発明は更に新規なビタミンB<sub>12</sub>拮抗剤を提供することを 目的とする。

本発明は更にまた新規な細胞増殖抑制又は阻害剤を提供することを目的とする。

本発明は更にまた新規な抗腫瘍剤を提供することを目的と

する。

本発明は更にまたビタミンB<sub>12</sub>高生産性微生物変異株をスクリーニングする方法を提供することを目的とする。

本発明のその他の目的及び利点は以下の説明から明らかである。

本発明に従えば、一般式( I )

(式中、Lはコリン環のコバルトへの配位子を示し、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭化水素基を示す。)

で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩並びにそれを有効成分として含むビタミンB<sub>12</sub>拮抗剤並びに細胞増殖抑制又は阻害剤、抗腫瘍剤が提供される。

#### 図面の簡単な説明

第1図は、本発明のビタミンB12誘導体の、マウス白血病 L1210細胞に対するin vitro増殖阻害活性を示す。

図中、Aはコントロールを示し、またBはメソトレキセート(MTX) (200nM)、CはMTX(200nM) と実施例2で得られたビタミンB1z誘導体(50nM)、D及びEは、MTX(200nM)と実施例5で得られたビタミンB1z誘導体を各々50nM及び5000nMを添加した結果である。

#### 発明を実施するための最良の形態

本発明者らは、前記した従来技術の問題点を解決すべく、 鋭意研究を進めた結果、ビタミンB<sub>12</sub>群のヌクレオチド部分 のリボース部を修飾することによって得られる一般式(I) のビタミンB<sub>12</sub>誘導体は、大量供給可能であり、かつビタミ ンB<sub>12</sub>拮抗体として、優れた作用を有することを見出した。

一般式(I)で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体において、 L はコリン環のコバルトへの配位子を示す。 L によって示さ れる配位子の例としては、シアノ基、置換もしくは非置換の アデノシル基もしくはアデニニルアルキル基(アルキル基は、 炭素数1~8の直鎖、または分枝鎖のアルキル基)、ヒドロ キシル基、水分子、又は炭素数1~8の直鎖もしくは分枝鎖 のアルキル基等が挙げられ、更に、Lがこれらの基の同一若 しくは異なる2個で表わされることもある。かかる炭素数1 ~8のアルキル基としては、好ましくはメチル基、エチル基、 プロピル基が挙げられる。配位子しは、一般にはコリン環の 上方に配位するが、コリン環のいずれか片側にあってもよい し、またその両側に存在してもかまわない。

一般式(I)において、Rは置換または非置換の炭化水素基であって、例えば、芳香族基もしくはハロゲン原子で置換された、または非置換の炭素数1~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルキレン基、または環状の炭化水素基が挙げられる。なかでも、炭素数1~8のアルキレン基が好ましい。

一般式(I)において、Bは、複素環式構造を有する塩基を示し、例えば、置換もしくは非置換のイミダゾール基、ピリジン基、またはそれらの誘導体等が挙げられる。かかる誘導体としては、イミダゾール基にベンゼン環が縮合したベンズイミダゾール基、またはその誘導体である5,6ージメチルベンズイミダゾール基等が挙げられる。かかる塩基Bは、通常コリン環のコバルトの下方に配位しているが、本発明においては、配位していない場合も含まれる。

また、本発明は、一般式(I) で表わされるビタミン $B_{12}$  誘導体の製造方法である。

すなわち、①シアノアクアコピンアミドもしくはジシアノ

コビンアミドを、次式(Ⅱ)

 $B-R-0-P0_3H_2$ 

(I)

(式中、B及びRは前記式(I)の定義に同じ。)で表わされるリン酸エステル誘導体又はその塩と反応させ、Lがシアノ基である対応する一般式(I)で表わされる化合物を製造する。

一般式(II)で表わされる化合物と、シアノアクアコビンアミドもしくはジシアノコビンアミドとの反応は、例えば縮合剤、好ましくはジシクロヘキシルカルボジイミドを用いて、有機溶媒中、好ましくはピリジン及びN,Nージメチルホルムアミドの混合溶液中で行なうことができる。反応温度は、用いた溶媒の沸点以下で、例えば室温付近が好ましい。シアノアクアコビンアミドは、ビタミンB12(シアノコバラミン)、もしくはジシアノコビンアミドより容易に調製される。反応の結果得られた、しがシアノ基である一般式(I)で表わされる化合物は、例えば抽出、カラムクロマトグラフィー、及び(または)高速液体クロマトグラフィーにより精製できる。

あるいは②Lがシアノ基である一般式(I)で表わされる 化合物を、還元し、次いで a)再酸化することにより、ある いは b)アルキル化、次いで光分解することにより、しがヒ ドロキシル基、または水分子である一般式(I)で表わされ る化合物にするか、あるいは③Lがシアノ基、ヒドロキシル 基、または水分子である一般式(I)で示される化合物を、 例えば水素化ホウ素ナトリウム、亜鉛と塩化アンモニウム、 亜鉛と酢酸、または 2 価のクロムで還元し、次いで、例えば ハロゲン化アルカン(アルキル基は、炭素数1~8の直鎖、または分枝鎖のアルキル基、好ましくは、メチル基、エチル基、プロピル基)、またはハロゲン化もしくはトシル化された置換もしくは非置換のアデノシンもしくはアデニニルルカン(アルキル基は、炭素数1~8の直鎖、または分枝鎖のアルキル基)例えば好ましくは5′ーハロー5′ーデオキシアデノシンと反応させ、対応する一般式(I)で表わされる化合物を製造することができる。これらの化合物は、例えば・カラムクロマトグラフィーにより、精製物として得ることができる。得られた一般式(I)で表わされる化合物を、例えば硫酸等と塩を形成せしめることもできる。

さらにまた、本発明は、一般式(II)で表わされるリン酸エステル誘導体及びその塩、並びにその製造方法に関する。これらのリン酸エステル誘導体及びその塩は、一般式(I)で表わされる本発明のビタミンB12誘導体製造に用いられる有用な中間体であり、以下の方法によって得ることができる。

すなわち、一般式(Ⅱ)で表わされるリン酸エステル誘導体及びその塩は、複素環式構造を有する遊離の塩基B′と次式(Ⅲ)

$$X - R - OB \tag{II}$$

(式中、Xは脱離基を示し、Rは前記式(I)の定義に同じ。)で表わされる化合物とを反応させ、次式(IV)

$$B - R - OH \qquad (IV)$$

(式中、B及びRは前記式(I)の定義に同じ。)で表わされる化合物を得、次いで、これをリン酸化、好ましくは2-

シアノエチルリン酸ピリジン塩を用いてリン酸化することに より製造される。

複素環式構造を有する遊離の塩基B′は、例えば置換もしくは非置換の、イミダゾール、ピリジン、またはそれらの誘導体であって、イミダゾール誘導体としては、例えば、ベンズイミダゾール、または5,6-ジメチルベンズイミダゾール等が挙げられる。これらの化合物B′は、市販品として得ることができ、または公知の方法によって製造することができる。

一般式(II)で表わされる化合物において、Xは、例えば ハロゲン原子、好ましくは塩素からなる脱離基を示す。一般 式(II)で表わされる化合物は、市販品として、または公知 の方法により得ることができる。

複素環式構造を有する遊離の塩基B′と、一般式(II)で表わされる化合物の反応は、塩基、好ましくは水素化ナトリウム、又は炭酸カリウムの存在下で、反応温度は、好ましくは下で行われ、また遠流加熱下で行なってもかまわない。この反応は、有機溶媒中、好ましくはN・Nージメチルホルムアミド、またはジオキサン中で行われる。反応生成物である一般式(IV)で示される化合物は、粗製物として以下の反応に用いることができるが、好ましくは公知の方法、例えば洗浄、抽出、またはカラムクロマトグラフィーにより、反応混合物から分離精製して用いられる。

一般式 (N) で表わされる化合物のリン酸化は、例えば縮合剤の存在下で、好ましくは2 - シアノエチルリン酸ピリジ

ン塩を用い、次いで水酸化リチウムと反応させることによりイなわれる。縮合剤としては、ジシクロヘキシルカルピリジシクロヘキシルカルピリジンタロヘキシルカルピリジンタロヘキシルカルピリジンタロヘキシルリンの流温度は、有機溶媒中、好ましくいでではなかれる。2ーシアノエチルリン酸バリウム塩は、テナーの方法(J.Am.Chem.Soc.,83巻、159-168頁、1961年)に従い、2ーシアノエチルリン酸バリウム塩は、テナーの方法(J.Am.Chem.Soc.,83巻、159-168頁、1961年)に従い、2ーシアノエチルリン酸バリウムを引いてきる。(II)の容易に調製することができる。(取りされるピタミンの上の形であるピタミンの方法の内には関連の方法に対して、所望により、公知の方法に対力を表して、方面できる。の形で得ることができる。

一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体は、非常に有益な薬理学的性質を備えている。これらの化合物は、ビタミンB12拮抗体としての作用を有し、ビタミンB12拮抗剤として使用することができ、既知のビタミンB12拮抗体と比べても、優れた拮抗作用を示す。さらに、一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体は、前記製造方法により、原料としてシアノアクアコビンアミドもしくはジシアノコビンアミドを用いるため、既知のビタミンB12拮抗体に比べても、簡便、かつ大量に供給することができる。また、本発明の一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体は、その少なくと

も1種を有効成分として含有する細胞増殖抑制または阻害剤、例えば、細胞が微生物の場合は、抗菌剤として、又は細胞が動物細胞、特に腫瘍細胞(ガン細胞)の場合は、抗腫瘍剤(抗ガン剤)として用いることができる。かかる細胞増殖抑制または阻害剤として用いる場合には、一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体の少なくとも1種の有効成分と医薬的に許容される担体及び(または)必要な添加物とからなる医薬的調製物とすることができる。

本発明の一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体は、ビタミンB12群に対して拮抗的に作用するため、例えば、ビタミンB12を高生産する微生物に対しては、一般式(I)で表わされるビタミンB12誘導体の増殖阻害作用は弱くなるか、またはその阻害作用を示さなくなる。従って、本発明は、ビタミンB12高生産性微生物変異株のスクリーニングの目的で、本発明のビタミンB12誘導体を使用することも対象としている。

以上述べた様に、本発明のビタミンB12誘導体は、ビタミンB12拮抗体としての作用を有し、酵素反応におけるビタミンB12群の、例えば補酵素機能の研究において、非常に有用である。さらに、本発明のビタミンB12誘導体を有効成分として合有する細胞増殖抑制または阻害剤は、例えば抗菌剤、または抗腫瘍剤(抗ガン剤)として有用である。また、本発明のスクリーニングに使用することができる。さらに、本発明のスクリーニングに使用することができる。さらに、本発明の

ビタミンB<sub>12</sub>誘導体は、原料としてシアノアクアコビンアミドもしくはジシアノコビンアミドを用いるため、簡便かつ大量に供給可能である。

本発明の前記一般式(I)のピタミンB12誘導体及びその 医薬的に許容される塩はそれ自体単独で投与してもよいが、 必要又は所望により他の通常の医薬的に許容される汎用の担 体、賦形剤、溶剤、希釈剤等と混合して所望の剤型として経 口的又は非経口的に投与することができる。経口投与剤は、 錠剤、丸剤、顆粒剤、散剤、液剤、懸濁剤、カプセル剤等の いづれであってもよい。非経口的投与剤は、皮下、および皮 膚用軟膏、クリーム、ゲル等のいづれの形状のものであって もよい。経気道的投与剤は、エアロゾルまたはその他の適当 な噴霧手段を用いて経気道的に投与される。

本発明の前記一般式(I)のビタミンB12誘導体又はその医薬的に許容される塩を有効成分として含む組成物の錠剤は、例えば乳糖、デンプン、結晶セルロース等の賦形剤と、必要に応じ、カルボキシメチルセルロース、メチルセルロース、ポリビニルピロリドン等の結合剤;および/又はアルギン酸ナトリウム、炭酸水素ナトリウム等の前壊剤等を有効成形することにより、この混合物を通常の方法により成形することにより、以は懸濁剤を製造するには、例えばトリカプリリン、トリアセチンなどのグリセリンエステル類、アリリン、トリアセチンなどのグリセリンエステル類、アリリン、トリアセチンなどを有効成分に混合し、定し、通常の方法を適用すればよい。カプセル剤を製造するには、顆粒剤、散剤あるいは液剤などを有効成分とともにゼ

ラチン等のカプセル形成材料に混合し、これにカプセル成形 法を適用すればよい。

注射剤は、水性あるいは非水性溶液剤などの形態に応じ、 有効成分を、例えば生理食塩水、エタノール、プロピレング リコールなどの溶媒に溶解し、必要に応じて防腐剤、安定剤 などを添加して製造される。

座剤としては、有効成分を含むゼラチンソフトカプセル等 の通常の剤形のものが用いられる。

軟膏、クリーム等は、有効成分と、所要の担体とから、通常の方法によって形成される。

エアロゾル投与剤としては、炭素数 6 ~22の脂肪酸、脂肪酸多価アルコールまたはその環状無水物等から作られた、医薬的に許容される界面活性剤と、炭素数 5 以下のアルカンあるいはフッ素化アルカン等の噴射剤と、有効成分とを用いて製造することができる。

かかる医薬製剤中の一般式(I)のビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその医薬的に許容される塩の濃度には特に限定はないが、一般には製剤中に 0.001~50重量%程度、好ましくは 0.01~10重量%程度が適当である。又、その用量にも特に限定はないが 0.01~500 mm/日/人、好ましくは 0.1~100 mm/日/人が適当であり、投与回数は通常 1 日当り 1~4 回である。

#### <u>実施例</u>

次に実施例を示して、本発明を具体的に説明するが、本発明は、実施例により限定されるものではない。

〔実施例1〕2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)
エチルシアノコピンアミドリン酸の合成。

実施例1において以下の操作を行なった。

1)1-(2-ヒドロキシエチル)-5,6-ジメチルベン ズイミダゾールの合成

1.46gの5,6ージメチルベンズイミダゾールを、50配の乾燥N,Nージメチルホルムアミドに溶解し、0.96gの NaHを加え、氷水浴中で30分間攪拌した。これに、エチレンクロルヒドリン5配を滴下し、15時間室温で攪拌後、さらに0.78gの NaHを適宜添加しながら、24時間反応を行った。反応の停止は、50配の水を加えることにより行ない、得られた反応液は、ローヘキサンで洗浄後、水を加え、BC ℓでpHを2.5に調整してから、イオン交換カラム(ダウエックス50(水素イオン型))にかけた。溶出は、水、30%エタノール、アンモニア性30%エタノールで順次行い、アンモニア性30%エタノールで順次行い、アンモニア性30%エタノールで適当することにより、粗製1ー(2ーヒドロキシエチル)-5,6ージメチルベンズイミダゾールからの変換率は、薄層クロマトグラフィーによる検定で、75%であった。

さらに、得られた粗製1-(2-ヒドロキシエチル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを、50%メタノールに溶解し、不溶物を除去後、逆相の高速液体クロマトグラフィーにより精製を行ない、減圧下で濃縮乾固して、精製1-(2-ヒドロキシエチル)-5,6-ジメチルベンズィミダゾール

を得た。

 $^{13}C-NMR(CDC \mathcal{L}_3, \delta ppm)$ 

20.13, 20.51, 48.11, 60.43, 109.54, 119.59, 130.82, 131.83.

2) 2-シアノエチルリン酸ピリジン塩の調製

テナーの方法(J.Am.Chem.Soc.,83巻、159-168頁、1961年)に従って、2ーシアノエチルリン酸ピリジン塩の調製を行なった。すなわち、2ーシアノエチルリン酸バリウム塩1.61gとイオン交換樹脂(ダウエックス50(水素イオン型))10gを水中に懸濁し、室温で30分間攪拌した後、その上清及び水による洗浄液にピリジン2 配を加えて、減圧下で濃縮乾固し、これにピリジンを加え、1 mmo1/配の2ーシアノエチルリン酸ピリジン塩溶液を得た。

3) 2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) エチルリン酸の合成

0.19gの粗製1-(2-ヒドロキシエチル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールと2 配の2-シアノエチルリン酸ピリジン塩溶液(1 mmol/配)を乾燥ピリジン20配に溶解し、減圧下で濃縮乾固した。この操作をさらに2回繰り返し、さらに真空ポンプにて充分に乾燥させた後、これを乾燥ピリジン20配に溶解し、ジシクロヘキシルカルボジイミド1.67gを添加して、室温で2日間攪拌した。これに水を加えてから、減圧下で濃縮乾固を行ない、次いでLiOH水溶液(0.5 N)40配を加えて、45分間 100℃で反応させた。反応液を濾過して滤液を得、これに水を加え、HCℓでpHを2.5~3に調整して

から、イオン交換カラム(ダウエックス50(水素イオン型)) にかけた。溶出は、水、2 Nピリジンで順次行ない、後者で 溶出される画分を、減圧下で濃縮乾固することによって、粗 製 2 - (5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)エチルリン 酸 0.27 g を得た。

#### 4) シアノアクアコピンアミドの調製

1gのシアノコバラミン(ビタミンB12)を 144配の水に溶解し、これに、 0.33 MのCe(NO3) 3 水溶液を76.8 配及び1 NのNaOH溶液を51.2 配添加した。次いで、この混合物に、1.77gの KCNを加え、90~ 100℃で1時間攪拌した後、室温まで冷却し、pHを8.5 に調整してから、4℃で一晩放置した。これを濾過して、その濾液を、フェノール抽出による脱塩を行なってから、イオン交換カラム(ジエチルアミノエチルセルロース(アセテート型))にかけた。水で溶出される画分に小量の酢酸を加え、減圧下で濃縮乾固することにより、粗製のシアノアクアコビンアミドを得た。これを、さらに、ホスホセルロースカラム(pH 7)にかけ、50%エタノール、50mMのNaC ℓ 溶液で順次溶出し、後者で溶出される画分を、フェノール抽出により脱塩して、精製シアノアクアコビンアミドを800 mg 得た。

5) 2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)エチルシアノコピンアミドリン酸の合成

0.27gの粗製2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) エチルリン酸、及び0.2gの精製シアノアクアコピンアミド をピリジン5 配に溶解し、減圧下で濃縮乾問した。この操作

をさらに2回繰り返し、さらに真空ポンプにて充分乾燥させ た後、これに、乾燥N,N-ジメチルホルムアミド15世、乾 燥ピリジン10畝、及びジシクロヘキシルカルボジイミド1.5 gを加え、室温で12日間攪拌し、水及び KCNの添加により反 応を停止させた。反応混合物は、フェノール抽出により脱塩 を行なった後、ホルホセルロースカラム(pH3)にかけ、次 いで、その素通り画分を、イオン交換カラム(ジエチルアミ ノエチルセルロース (アセテート型))にかけた。さらに、そ の素通り画分を、逆相の高速液体クロマトグラフィーで精製 し、濃縮乾固品として、50gの精製2-(5,6-ジメチル ベンズイミダゾリル)エチルシアノコピンアミドリン酸を得 た。得られた2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) エチルシアノコピンアミドリン酸は、逆相の高速液体クロマ トグラフィー、及び薄層クロマトグラフィーにて、単一であ ることが確認された。さらに、得られた2-(5,6-ジメ チルベンズイミダゾリル) エチルシアノコピンアミドリン酸 をセリウム加水分解することにより、1-(2-ヒドロキシ エチル) - 5 , 6 - ジメチルベンズイミダゾールが、定性的 及び定量的に得られることを、薄層クロマトグラフィー及び 逆相の高速液体クロマトグラフィーで確認した。

〔実施例2〕3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) プロピルシアノコビンアミドリン酸の合成 実施例2において以下の操作を行なった。 1)1-(3-ヒドロキシプロピル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールの合成

1.46gの5,6ージメチルベンズイミダゾールを、50配の乾燥N,Nージメチルホルムアミドに溶解し、0.76gの NaHを加え、室温で30分間攪拌した。これに、3ークロロー1ープロパノール5 配を滴下し、2日間室温で攪拌して反応させた後、水を加えて反応を停止させた。以下、実施例1と同様の操作により、粗製1ー(3ーヒドロキシプロピル)ー5,6ージメチルベンズイミダゾールを得た。この化合物への、5,6ージメチルベンズイミダゾールからの変換率は、90%であった。

さらに、粗製1-(3-ヒドロキシプロピル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを、50%メタノールに溶解し、逆相の高速液体クロマトグラフィーで精製し、減圧下で濃縮乾固し、精製1-(3-ヒドロキシプロピル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを得た。

- $^{13}C-NMR(CDC \ell_3, \delta ppm)$ 
  - 20.04, 20.40, 31.71, 41.16, 58.47, 109.97, 120.38, 131.21, 132.28.
  - <sup>1</sup> H-NMR (CDC ℓ<sub>3</sub>, δ ppm)
  - $2.0 \sim 2.2(2H, m)$ , 2.35(3H, s), 2.37(3H, s),
  - 3.58(2H, t, J=6.0Hz), 4.30(2H, t, J=7.0Hz),
  - 7.18(1H, s), 7.54(1H, s), 7.78(1H, s).

2)3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピルリン酸の合成

出発物質として、粗製1-(3-ヒドロキシプロピル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを0.2g、及び2-シアノエチルリン酸ピリジン塩溶液(1mmol/配)を2配用い、以下、実施例1と同様の操作により、粗製3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピルリン酸0.3gを得た。3)3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピル

3)3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピルシアノコビンアミドリン酸の合成

〔実施例3〕4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ブチルシアノコピンアミドリン酸の合成

実施例3において以下の操作を行なった。

1) 1-(4-ヒドロキシブチル)-5,6-ジメチルベン ズイミダゾールの合成

1.46gの5 . 6 ージメチルベンズイミダゾールを、50配の乾燥 N . N ージメチルホルムアミドに溶解し、0.9gの NaHを加え、室温で30分間攪拌した。これに、4 ークロロー1ーブタノール8 配を滴下して、室温で1日攪拌した後、さらに0.65gの NaH、及び2配の4ークロロー1ーブタノールを適宜添加して、8日間反応を行なった。以下、実施例1と同様の操作により、粗製1ー(4ーヒドロキシブチル)ー5 . 6 ージメチルベンズイミダゾールを得た。この化合物への、5 . 6 ージメチルベンズイミダゾールからの変換率は、50%であった。

2) 4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ブチルリン酸の合成

出発物質として、粗製1-(4-ヒドロキシブチル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを0.2g、及び2-シアノエチルリン酸ピリジン塩溶液(1mmol/配)を2配用い、以下、実施例1と同様の操作により、粗製4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)ブチルリン酸0.3gを得た。

3) 4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)ブチルシアノコピンアミドリン酸の合成

出発物質として、粗製4-(5,6-ジメチルベンズイミ

ダゾリル)ブチルリン酸を0.3g、及び精製シアノアクアコピンアミドを0.2g用い、以下、実施例1と同様の操作により、15呵の精製4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)ブチルシアノコピンアミドリン酸を得た。ただし、反応時間は6日とした。また、この化合物の確認は、薄層クロマトグラフィーを用いて、実施例1と同様の操作により行なった。

〔実施例4〕6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ヘキシルシアノコピンアミドリン酸の合成 実施例4において以下の操作を行なった。

1) 1-(6-ヒドロキシヘキシル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールの合成

1.46gの5,6ージメチルベンズイミダゾールを、50 配の乾燥 N,Nージメチルホルムアミドに溶解し、0.84gの NaH を加え、さらに8.2 配の6ークロロー1ーへキサノールを添加して、1日間室温で攪拌して反応させた後、水を加えて反応を停止させた。以下、実施例1と同様の操作により、粗製1ー(6ーヒドロキシへキシル)ー5,6ージメチルベンズイミダゾールを得た。この化合物への、5,6ージメチルベンズイミダゾールからの変換率は、95%以上であった。

2)6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)へキシルリン酸の合成

出発物質として、粗製1-(6-ヒドロキシヘキシル)-5,6-ジメチルベンズイミダゾールを0.2g、及び2-シアノエチルリン酸ピリジン塩溶液(1 mmol/配)を2配用い、

以下、実施例1と同様の操作により、粗製6-(5,6-ジ メチルベンズイミダゾリル) ヘキシルリン酸 0.35gを得た。 3)6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ヘキシル シアノコビンアミドリン酸の合成

出発物質として、粗製 6 - (5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ヘキシルリン酸を 0.35 g、及び精製シアノアクアコビンアミドを 0.2 g 用い、以下、実施例 1 と同様の操作により、20gの精製 6 - (5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) ヘキシルシアノコビンアミドリン酸を得た。ただし、反応時間は 5 日とした。この化合物の確認は、薄層クロマトグラフィーを用いて、実施例 1 と同様の操作により行なった。

〔実施例5〕3-イミダゾリルプロピルシアノコビンアミドリン酸の合成

実施例5において以下の操作を行なった。

1) 1 - (3 - ヒドロキシプロピル) イミダゾールの合成 1.7gのイミダゾールを、 125配のジオキサンに溶解し、これに炭酸カリウム 17.25gを加え、さらに13.8配の3 - クロロー1ープロパノールを滴下して、7.5時間還流加熱した。得られた反応混合物は、濾過により炭酸カリウムを除いた後、水を加えて反応を停止させ、pHを2.5に調整してから、イオン交換カラム(ダウエックス50(水素イオン型))にかけた。溶出は、水、30%エタノール、アンモニア性30%エタノールで順次行ない、アンモニア性30%エタノールで順次行ない、アンモニア性30%エタノールで溶出される画分を濃縮し、これを、ホスホセルロースカラム(pH8)にか

け、素通り画分を、減圧下で濃縮乾固することにより、2.5gの精製1-(3-ヒドロキシプロピル)イミダゾールを得た。

 $^{13}C-NMR(D_2O, \delta ppm)$ 

34.86, 45.75, 60.51, 122.54, 130.05, 140.26.

2) 3-イミダゾリルプロピルリン酸の合成

出発物質として、精製1-(3-ヒドロキシプロピル)イミダゾールを 0.13 g、及び 2-シアノエチルリン酸ピリジン塩溶液 (1 mmo1/ 配)を 2 配用い、以下、実施例 1 と同様の操作により、粗製 3-イミダゾリルプロピルリン酸 0.2 gを得た。

3) 3-イミダゾリルプロピルシアノコビンアミドリン酸の 合成

出発物質として、粗製3ーイミダゾリルプロピルリン酸を0.2g、及び精製シアノアクアコピンアミドを0.2g用い、以下、実施例1と同様の操作により、20咳の精製3ーイミダゾリルプロピルシアノコピンアミドリン酸を得た。ただし、反応時間は3週間とした。また、この化合物の確認は、逆相の高速液体クロマトグラフィー、 <sup>13</sup>C-NMR、及び<sup>1</sup>H-NMRで、実施例2と同様の操作により行なった。

〔実施例6〕2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)
エチルアデノシルコビンアミドリン酸の調製

10 mg の 2 - (5,6-ジメチルベンズイミダゾリル) エチルシアノコビンアミドリン酸を 3 mg の水に溶解し、これに、

100mgのNaBH。を添加し、密封した。これを15分間放置して 還元した後、暗所で、25gの5′-ヨードー5′ーデオキシ アデノシンを3畝のN,N-ジメチルホルムアミドと共に、 この密封容器中に注入し、水冷しながら、さらに30分間放置 した。以下の操作は暗所で行なった。得られた反応液に、水 及び1Mリン酸カリウム緩衝液(pH5.0)を加え、次いで、 これを吸着カラム (アンバーライトXAD-2)にかけ、水、80% エタノールで順次溶出した。後者で溶出される画分を、減圧 下で濃縮乾固した後、少量の水に溶かし、これをイオン交換 カラム (カルボキシメチルセルロース (水素イオン型))にか け、水、50mMの NaCl溶液で順次溶出した。後者で溶出され る画分を、吸着カラム(アンバーライトXAD-2)によって脱塩 後、さらに、イオン交換カラム(ホスホセルロースカラム (pH6))により精製を行ない、減圧下で濃縮乾固して、精製 2 - (5, 6 - ジメチルベンズイミダゾリル) エチルアデノシルコピンアミドリン酸を得た。

〔実施例7〕3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)
プロピルアデノシルコビンアミドリン酸の調製
実施例7において、実施例6の2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)エチルシアノコビンアミドリン酸の代わりに、3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピルシアノコビンアミドリン酸を用いて、実施例6と同様の操作により、3-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)プロピルアデノシルコピンアミドリン酸を得た。

〔実施例8〕4-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)
プチルアデノシルコピンアミドリン酸の調製

実施例 8 において、実施例 6 の 2 ー (5 ,6 ージメチルベンズイミダゾリル) エチルシアノコピンアミドリン酸の代わりに、4 ー (5 ,6 ージメチルベンズイミダゾリル) ブチルシアノコピンアミドリン酸を用いて、実施例 6 と同様の操作により、4 ー (5 ,6 ージメチルベンズイミダゾリル) ブチルアデノシルコピンアミドリン酸を得た。

〔実施例9〕6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)
ヘキシルアデノシルコピンアミドリン酸の調製

実施例9において、実施例6の2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)エチルシアノコビンアミドリン酸の代わりに、6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)へキシルシアノコビンアミドリン酸を用いて、実施例6と同様の操作により、6-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)へキシルアデノシルコビンアミドリン酸を得た。

(実施例10) 3 - イミダゾリルプロピルアデノシルコピンアミドリン酸の調製

実施例10において、実施例6の2-(5,6-ジメチルベンズイミダゾリル)エチルシアノコビンアミドリン酸の代わりに、3-イミダゾリルプロピルシアノコピンアミドリン酸を用いて、実施例6と同様の操作により、3-イミダゾリルプロピルアデノシルコピンアミドリン酸を得た。

〔実施例11〕ビタミンB1z誘導体の補酵素活性の測定

実施例1~10において調製されたビタミンB<sub>12</sub>誘導体の補酵素活性を、以下に示した2つの方法により測定した。

1)3ーメチルー2ーベンゾチアゾリノンヒドラゾンを用いた補酵素活性の測定

虎谷らの方法(J.Biol.Chem., 252巻、 963-970頁、1977年) に従って行なった。

酵素として、ジオールデヒドラーゼを用いた。本酵素は、アデノシルコバラミン、すなわちビタミンB<sub>12</sub>補酵素を補酵素とする酵素であり、ビタミンB<sub>12</sub>補酵素(アデノシルコバラミン)非存在下では作用を示さない。ジオールデヒドラーゼは、ポズナンスカヤらの方法(Arch.Biochem.Biophys., 194巻、379-386頁、1979年)に従い、クレプシエラ・ニウモニア(Klebsiella pneumoniae ATCC 8724)より高度に精製し、0.05Mリン酸カリウム緩衝液(pH 8.0)で、0.3 Unit/配の溶液にした。本酵素の基質としては、1 Mの1,2-プロパンジオール水溶液を用いた。

氷浴中で、0.1 配の基質溶液、0.1 配の0.5 M塩化カリウム水溶液、0.1 配のジオールデヒドラーゼ溶液、及び0.6 配の0.05 Mリン酸カリウム緩衝液(pH 8.0)を混合し、これに、暗所で、0.2 mMのビタミンB1z補酵素(アデノシルコバラミン)、ビタミンB1z(シアノコバラミン)、または実施例1~10において調製された各ビタミンB1z誘導体0.1 配を添加した。これを、暗所で10分間37℃に保温後、1 配の0.1 Mクエン酸カリウム緩衝液(pH 3.6)を加えて、酵素反応を停止

させ、0.1%の3-メチル-2-ベンゾチアゾリノンヒドラ ゾン水溶液 0.5 配を添加し、さらに15分間37℃で保温を続け た。これに、水1 配を加え、島津ダブルビーム分光光度計UV-140-02型にて、 305nmの吸光度を測定することにより、補酵 素活性(k cat) を算出した。

2) アルコールデヒドロゲナーゼ及び還元型ニコチンアミド アデニンジヌクレオチドを用いた補酵素活性の測定 虎谷らの方法(Biochemistry, 18巻、 417-426頁、1979年) に従って行なった。

ジオールデヒドラーゼは、0.05Mリン酸カリウム緩衝液 ては、1 M の 1 , 2 - プロパンジオール水溶液を用いた。ま た、0.05Mリン酸カリウム緩衝液(pH 8.0)により、0.5 mg / 衄のアルコールデヒドロゲナーゼ、及び2mMの還元型ニコ チンアミドアデニンジヌクレオチドを調製した。0.1 配の基 質溶液、0.1畝のアルコールデヒドロゲナーゼ溶液、0.1畝 の還元型ニコチンアミドアデニンジヌクレオチド溶液、及び 0.5 配の 0.05 M リン酸カリウム緩衝液 (pH 8.0) を混合し、 これに、0.1 配のジオールデヒドラーゼ溶液を添加した。こ れを、5分間37℃で保温した後、暗所で、0.2 mMのビタミン B12補酵素 (アデノシルコパラミン)、ビタミンB12 (シア ノコバラミン)、または実施例1~10において調製された各 ビタミンB12誘導体 0.1 配を添加し、ユニオン分光光度計SM-401 にて、 340nmの吸光度の減少を経時的に追跡することに より、補酵素活性(kcat)を算出した。

上記の1)または2)の方法で算出された補酵素活性 (kcat) を表1に示した。kcat が大きいほど補酵素活性 が強いことを示す。ビタミンB1z補酵素(アデノシルコバラミン)の補酵素活性に対する相対活性(%)も表1に示した。 実施例6及び実施例9において調製されたビタミンB1z誘導体は、補酵素活性を示さなかった。

〔実施例12〕ビタミンB<sub>12</sub>誘導体のミハエリス定数及び(または)阻害定数の測定

実施例11において、補酵素活性を示したビタミンB12誘導体については、ミハエリス定数(Km)を求めた。すなわち、実施例11の方法1)において、ビタミンB12誘導体の濃度を適宜変えることによって、それぞれの酵素活性を測定し、ラインウェーバー・バーク・プロットによりミハエリス定数(Km)を求めた。結果は表1に示した。Kmが小さいほど酵素との親和性(結合性)が強いことを示す。

また、実施例11において、補酵素活性を示さなかったビタミンB12誘導体については、阻害定数(Ki)を求めた。すなわち、実施例11の方法1)において、一定量の各ビタミンB12補酵素(アデノシルコバラミン)の濃度を適宜変えて添加することによって、このときの酵素活性をそれぞれ測定し、ラインウェーバー・バーク・プロットにより阻害定数(Ki)を求めた。結果は表1に示した。Kiが小さいほど阻害活性が強いことを示す。

表 1

Ile A Han	k cat		K m	K i
化合物	(S-1)	(%)	( MH)	( #M )
対 照 例 (ビタミンB <sub>12</sub> 補酵素)	337	100	0.80	-
実施例 6	-	-	-	52
<b>"</b> 7	199	59	0.82	-
<b>"</b> 8	167	50	11.2	-
" g ·	-	-	-	38
<b>"</b> 10	3	0.9	1.1	1.0
ビタミンB <sub>12</sub>	-	-	-	1.9
実施例1	-	-	-	24
<b>"</b> 2	-	-	-	0.9
<b>"</b> 3	-	-		3.0
" 4	-	-	-	43
<b>"</b> 5		<b></b>	-	3.7

(実施例13) ビタミンB12誘導体のエシエリヒア・コリー (Escherichia coli)215に対する増殖促進活性及び増殖阻害活性

エシエリヒア・コリ (<u>Escherichia coli</u>)215はビタミン B<sub>12</sub>要求性の変異株であり、池田らによって見出され、ビタミン B<sub>12</sub>のバイオアッセイに用いられている (ビタミン、10巻、 268-279頁、1956年)。 すなわち、この菌は、ビタミン B<sub>12</sub>の非存在下では増殖できず、ビタミン B<sub>12</sub>依存的に増殖

を示す。

本実験に用いた、エシエリヒア・コリ (<u>Escherichia coli</u>) 215 の培地組成を表 2 に示した。

表 2

KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	0.6 g
K2HPO4	1.4 g
クエン酸ナトリウム	0.1 g
MgSO <sub>4</sub>	0.01 g
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	0.2 g
NaC L	0.1 g
D-グルコース	2.0 g
水	200 ml

表 2 に示した培地に、ビタミンB12(シアノコバラミン)、または実施例 1~5 において合成された各ビタミンB12誘導体を、それぞれ 0.1~ 100ng/配の濃度範囲で濃度を変えて分注し、これを 5 分間 120℃で蒸圧滅菌した。これらの培地に、予め、Lーメチオニン1.5 m/配を含む表 2 に示した培地と同じ組成の前培養培地で培養しておいたエシエリヒア・コリ(Escherichia coli)215菌体を集菌後、生理食塩水で充分洗浄してから接種し、37℃で一晩静置培養した。これらの培養液の濁度を島津ダブルビーム分光光度計UV-140-02 型を用いて、660nmで測定することにより、菌体の増殖度とした。最大増殖の 2 分の 1 を与えるビタミン B12(シアノコバ

ラミン)、または各ビタミン $B_{12}$ 誘導体のモル濃度を増殖促進活性( $K_{1/2}$ ( $g_3$ )と定義し、結果を表3に示した。 $K_{1/2}$ ( $g_3$ )が小さいほど増殖促進活性が強いことを示す。実施例 $1\sim5$ において合成されたビタミン $B_{12}$ 誘導体は、増殖促進活性を示さなかった。

また、表 2 に示した培地に、ビタミンB12(シアノコバラミン)を 0.1 ng/ m の 濃度となるように添加し、さらに、実施例 1~5 において合成されたビタミンB12誘導体を、それぞれ 1~80 ng/ m の 濃度範囲で濃度を変えて分注し、これを5分間 120℃で蒸圧滅菌した。これらの培地に、前記と同様の方法で前培養して、集菌、洗浄した菌体を接種し、37℃で一晩静置培養した後、菌体の増殖度を培養液の濁度(660 nm)で求めた。また、ビタミンB12誘導体を添加しないで同様の実験を行ない、このときの増殖度の 2 分の 1 を与える、各ビタミンB12誘導体添加モル濃度を増殖阻害活性(K1/2(i))と定義した。さらに、次式(V)

$$ID_{50} = K_{1/2(i)} / C \tag{V}$$

(式中Cは、用いたビタミンB<sub>12</sub>(シアノコバラミン)のモル濃度を示す。)

により、ビタミンB<sub>12</sub>誘導体の拮抗阻害活性の指標として、ID<sub>50</sub>を算出した。結果は表 3 に示した。 K<sub>1/2 (i)</sub> が小さいほど増殖阻害活性が、ID<sub>50</sub>が小さいほど拮抗阻害活性が強いことを示す。

表 3

化合物	K <sub>1/2(9)</sub>	K <sub>1/2(i)</sub> (nM)	ID <sub>50</sub>		
ビタミンB12	0.18	· <u>-</u>	_		
実施例1	-	58.0	785		
<i>"</i> 2	-	4.6	62		
<b>"</b> 3	-	7.2	98		
<b>" 4</b>	· -	8.0	108		
<b>"</b> 5	-	35.2	477		

〔実施例14〕ビタミンB<sub>12</sub>誘導体のラクトバチルス・ライヒマニ (<u>Lactobacillus</u> <u>leichmannii</u>)ATCC 7830 に対する増殖促進活性及び増殖阻害活性

ラクトバチルス・ライヒマニ(Lactobacillus leichmannii)は、スケッグスらにより、ビタミンB<sub>12</sub>要求性であることが見出され(J.Biol.Chem., 184巻、 211-221頁、1950年)、Lactobacillus leichmannii ATCC 7830を用いたビタミンB<sub>12</sub>定量用のキットは市販品として容易に入手できる。すなわち、日水製薬のライヒマニ用ビタミンB<sub>12</sub>定量用基礎培地「ニッスイ」を、ラクトバチルス・ライヒマニ(Lactobacillus leichmannii)ATCC 7830の培地として用い、説明書に記載の方法に従って、培地を調製し、これに、ビタミンB<sub>12</sub>(シアノコバラミン)、または実施例1~5において合成されたビタミンB<sub>12</sub>誘導体を、それぞれ0.1~ 100ng/配の濃度範囲で濃度を変えて分注し、5分間 120℃で蒸圧滅菌した。これ

らの培地に、所定の方法に従って、菌体を接種し、37℃で一晩静置培養した。菌体の増殖度は、実施例13に記載した方法と同様にして測定し、増殖促進活性(K<sub>1/2</sub>(g))を求めた。結果は表4に示した。本菌に対して、実施例2~4において合成されたビタミンB<sub>12</sub>誘導体は増殖促進活性を示したが、非常に弱いものであった。また、実施例1及び実施例5において合成されたビタミンB<sub>12</sub>誘導体は、増殖促進活性を示さなかった。

また、上記の基礎培地に、ビタミンB<sub>12</sub>(シアノコバラミン)を 0.05ng/配の濃度となるように添加し、さらに、実施例 1~5 において合成されたビタミンB<sub>12</sub>誘導体を、それぞれ適宜濃度を変えて添加し、これを 5 分間 120℃で蒸圧滅菌した。これらの培地に、所定の方法に従って、菌体を接種し、37℃で一晩静置培養し、菌体の増殖度を実施例13に記載した方法と同様にして測定した。また、ビタミンB<sub>12</sub>誘導体を添加せずに同様の実験を行ない、実施例13に記載された方法に従って、増殖阻害活性(K<sub>1/2(i)</sub>)、及び拮抗阻害活性(ID<sub>50</sub>)を求めた。その結果を表 4 に示した。

表 4

化合物	K <sub>1/2 (9)</sub>	K 1/2 (i) (nH)	IDso
ビタミンB12	0.047	-	<u>-</u>
実施例 1	-	86	2330
" 2	1.5	-	-
<b>"</b> 3	0.5	-	-
<b>"</b> 4	10	-	-
<b>"</b> 5	_	213	5772

〔実施例15〕ビタミンB12誘導体の、マウス白血病 L1210細胞に対するin vitro増殖阻害活性

本実験に用いたマウス白血病 Lizio細胞は、DBAマウスの腹腔内で増殖・維持したものを腹水と共に無菌的に取り出し、ウシ胎仔血清(5 v / v%)及びエタノールアミン(1.2 mg/ℓ)を含む動物細胞培養用の RPMI-1640培地からビタミンBiz(シアノコバラミン)を除去した培地に適応させて培養した。また本培地1ℓにつき抗菌剤としてベニシリンを10万単位、ストレプトマイシンを 100 mg添加した。in vitroで増殖適応させたLizio細胞はさらに藤井らの方法(J.Biol. Chem., 256巻、 10329-10334頁、1981年)に従い、ウシ胎仔血清の代りにウシ血清アルブミンを7.0 g / ℓ 濃度で含有する上記培地に適応させた後実験に供した。

実施例2及び5において合成されたビタミンB12誘導体の

L1210増殖阻害活性を調べる目的には、まずアルブミンに適 応させたL1210細胞を10州濃度の葉酸を含む同培地に5×104 cells/配の密度で接種し、湿気を含む CO2/air(5%/95 %) 気下、3日間37℃で前培養を行なった。増殖した細胞を 遠心分離した後、葉酸を含まない同培地で2回洗浄し、約5 ×10<sup>6</sup>cells/配の接種細胞懸濁液を調製した。本培養はアル ブミンを含む上記基本培地に葉酸の代りに5-メチルテトラ ヒドロ葉酸を10州、ビタミンB12(シアノコバラミン)を 0.5 nMになるように添加し、これに洗浄した細胞を 5 × 10⁴ cells/ 國密度で接種し、上記条件下で9日間迄培養を続け た。実施例2及び5において合成されたビタミンB12誘導体 のL1210細胞増殖阻害活性は本培養の際に、ビタミンB12要 求性を増幅させる目的で添加したメソトレキセート(MTX)200 nMと実施例2のビタミンB12誘導体 (50nM) 、実施例5のビ タミンB<sub>12</sub>誘導体(50nM, 5000nM)を各々共存させることに より調べた。MTX、及びMTXと本発明のビタミンB」2誘 導体共存下の場合のマウス白血病し、ュュ。に対する増殖阳害活 性を、 Coulter計測器による3,5,7及び9日目の細胞密 度の測定で明らかにした結果を第1図に示す。なお、対照例 (コントロール) としてMTX及び本発明のビタミンB<sub>12</sub>誘 導体の両者無添加の場合の増殖測定結果も同時に第1図に示 す。第1図から、本発明の化合物はL1210に対して増殖抑制 作用を示し、抗腫瘍作用があることが明らかである。

第1図に示した9日目の培養細胞(図中、曲線Eで示される実施例5で得られた本発明のビタミンB<sub>12</sub>誘導体(5000nM)

を添加して培養したもの)をトリパン・ブルーで染色することにより生死判定を行なった所、MTX単独添加の場合には20%の細胞が死滅しているにすぎないのに対し、MTXと実施例5のビタミンB<sub>12</sub>誘導体を共存させた場合には90%の細胞が死滅していた。

## 請求の範囲

## 1. 一般式(I):

(式中、Lはコリン環のコバルトへの配位子を示し、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭

## 化水素基を示す)

で表わされるビタミンBiz誘導体及びその塩。

- 2. Lが、シアノ基、置換もしくは非置換のアデノシル基もしくはアデニニルアルキル基、ヒドロキシル基、水分子、及び炭素数1~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルキル基から選ばれる1個又は同一もしくは異なる2個の配位子である請求の範囲1記載のビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩。
- 3. Rが、芳香族基もしくはハロゲン原子で置換されたまたは非置換の、炭素数1~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルキレン基または環状の炭化水素基である請求の範囲1記載のビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩。
- 4. Rが、炭素数 1 ~ 8 の直鎖のアルキレン基である請求 の範囲 1 記載のビタミン B<sub>12</sub>誘導体及びその塩。
- 5. Bが、置換または非置換の、イミダゾール基、ピリジン基、またはそれらの誘導体である請求の範囲1記載のビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩。
- 6. シアノアクアコピンアミドもしくはジシアノコピンア ミドを出発物質として一般式(I)

(式中、Lはコリン環のコバルトへの配位子を示し、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭化水素基を示す。)

で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体及びその塩の製造方法において、

① シアノアクアコビンアミドもしくはジシアノコビンア ミドと下記式(II)

 $B - R - OPO_3H_2 \tag{II}$ 

(式中、B及びRは前記式(I)の定義に同じ。) で表わされるリン酸エステル誘導体又はその塩とを縮合反応に付して、前記式(I)においてLがシアノ基であるビタミンB12誘導体を製造すること、

- ② 前記①で得られた、前記式(I)においてLがシアノ基であるビタミンB12誘導体を還元反応に付し、次いでa)酸化反応に付すか、b)アルキル化した後光分解することにより、前記式(I)においてLがヒドロキシル基、又は水分子であるビタミンB12誘導体を製造すること、あるいは
- ③ 前記①または②で得られた、前記式(I)においてLがシアノ基、ヒドロキシル基、または水分子であるビタミンB1z誘導体を還元反応に付し、次いでハロゲン化された炭素数I~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルカン、またはハロゲン化もしくはトシル化された置換もしくは非置換のアデノシンもしくはアデニニルアルカンと反応させることにより、前記式(I)においてLが炭素数1~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルキル基、置換もしくは非置換のアデノシル基もしくはアデニニルアルキル基であるビタミンB1z誘導体を製造すること

を特徴とするビタミンBız誘導体及びその塩の製造方法。

7. Bが、置換または非置換の、イミダゾール基、ピリジン基、またはそれらの誘導体である請求の範囲 6 記載のビタ

ミンBiz誘導体及びその塩の製造方法。

8. Rが、芳香族基もしくはハロゲン原子で置換されたまたは非置換の、炭素数 1 ~ 8 の直鎖もしくは分枝鎖のアルキレン基または環状の炭化水素基である請求の範囲 6 記載のビタミン B<sub>12</sub>誘導体及びその塩の製造方法。

## 9. 次式(II)

$$B - R - O - PO_3H_2 \tag{II}$$

(式中、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは置換または非置換の炭化水素基を示す。)

で表わされるリン酸エステル誘導体及びその塩。

- 10. Bが、置換または非置換の、イミダゾール基、ピリジン基、またはそれらの誘導体である請求の範囲 9 記載のリン酸エステル誘導体及びその塩。
- 11. Rが、芳香族基もしくはハロゲン原子で置換されたまたは非置換の、炭素数 1~8の直鎖もしくは分枝鎖のアルキレン基または環状の炭化水素基である請求の範囲 9 記載のリン酸エステル誘導体及びその塩。
  - 12. 複素環式構造を有する遊離の塩基B′を、一般式(Ⅲ) X-R-0H (Ⅲ)

(式中、Xは脱離基を示し、Rは置換または非置換の炭化水素基を示す。)

で表わされる化合物と反応させ、一般式(IV)

$$B - R - OH \tag{IV}$$

(式中、Bは複素環式構造を有する塩基を示し、Rは前記式 (Ⅲ)の定義に同じ。) で表わされる化合物を得、次いでリン酸化反応に付すことを 特徴とする請求の範囲 9 記載の一般式 (II) で表わされるリ ン酸エステル誘導体及びその塩の製造方法。

- 13. 複素環式構造を有する遊離の塩基B'が、置換または非置換の、イミダゾール、ピリジン、またはそれらの誘導体である請求の範囲12記載のリン酸エステル誘導体及びその塩の製造方法。
- 14. Rが、芳香族基もしくはハロゲン原子で置換されたまたは非置換の、炭素数 1 ~ 8 の直鎖もしくは分枝鎖のアルキレン基または環状の炭化水素基である請求の範囲12記載のリン酸エステル誘導体及びその塩の製造方法。
- 15. リン酸化反応を、2 シアノエチルリン酸ピリジン塩を用いて行なうことを特徴とする請求の範囲12記載のリン酸エステル誘導体及びその塩の製造方法。
- 16. 請求の範囲1記載の一般式(I)で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体又はその医薬的に許容される塩を有効成分として含有するビタミンB<sub>12</sub>拮抗剤。
- 17. 請求の範囲1記載の一般式(I)で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体又はその医薬的に許容される塩を有効成分として含有する細胞増殖抑制または阻害剤。
- 18. 請求の範囲1記載の一般式(I)で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体又はその医薬的に許容される塩を有効成分として含有する抗腫瘍剤。
- 19. 請求の範囲1記載の一般式(I)で表わされるビタミンB<sub>12</sub>誘導体又はその塩を用いて、ビタミンB<sub>12</sub>高生産性微

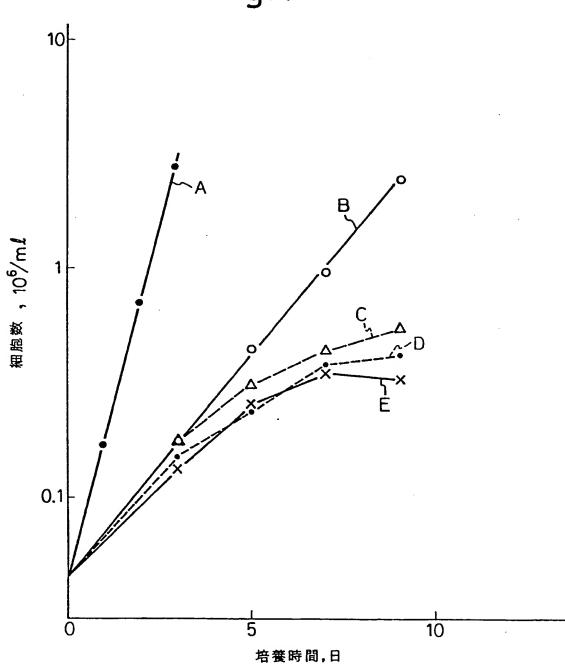
44

生物変異株のスクリーニングをする方法。

ŗ

c

Fig.1



International Application No PCT/JP90/00253

I. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER (if several classification symbols apply, indicate all) <sup>6</sup>									
According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC									
Int	. c1 <sup>5</sup>	C07H23/	00, A61K	X31/68, C12N1/20, C07F15/06					
II. FIELD	S SEARCHED								
			Minimum Docur	mentation Searched 7					
Classificati	on S <del>ys</del> tem			Classification Symbols					
IPC C07H23/00, A61K31/68 - 71, C07F15/06, C12N1/20									
Documentation Searched other than Minimum Documentation to the Extent that such Documents are Included in the Fields Searched •									
III. DOCI	JMENTS CON	SIDERED TO BE RE	LEVANT ?						
Category *	Citation e	of Document, 11 with in	dication, where a	appropriate, of the relevant passages 12 Relevant to Claim No. 13					
A	12 Ja	INSTURMENT Inc.), 1 - 19 1. 83) A, 4465775							
A	1 Jun	1 - 19 3) A, 1549930							
* Special	Categories of ci	had documents: 19	·						
"Special categories of cited documents: 10 "T" later document published after the international filing da priority date and not in conflict with the application but cit considered to be of particular relevance "E" sartier document but published on or after the international "X" document of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance; the claimed invention of the comment of particular relevance.									
filling date  "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or									
which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)  "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means  "Y" document of particular relevance; the claimed invention canno be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combined with one or more other such documents, such combined obvious to a person skilled in the art									
"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed									
	TFICATION								
Date of th	e Actual Comple	etion of the internation	al Search	Date of Mailing of this International Search Report					
		90 (11. 05.	. 90)	May 28, 1990 (28. 05. 90)					
Internation	nal Searching A	uthority		Signature of Authorized Officer					
Jap	anese P	atent Offic	ce						

									<b>4</b>		• / ·			
I. 発	月の属するタ	}野の分類												
国際特許	分類(IPC) ·	CO			-	1 K 3	1/68	.01	2]	Nı.	/20	•		
IT FRIN	製査を行っ	、た分野			· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·			<del></del>		<del></del>				
11. 1218	RHOLL WILL		題 査	を行		と最	小限	資料	kđ.					
分類	体系		PG 25.	2 11		類記	号	ж т	<del></del>					
<del></del>	11. 76					W 80							<del> </del>	
IPC C07H23/00.A6				<b>. A</b> 6	1 K 3	1/68	<b>-7</b> 1	(	0 0	7 F 1	5/	06		
	<u>-</u>		最小	设资料以	外の資料	りで調査	Eを行った	<b>.</b> 60						
皿. 関語	重する技術に	-関する文	献								<u>.</u>			
引用文献の メナゴリー ※	引用ス	文献名 及	で一部の	)箇所が間	連すると	きは、そ	その関連する	る箇所の	の表え	<del>,</del>	請求	を変	囲の番号	
<b>A</b>	lnc. 12.1	)。 月 <b>.</b> 1	983	(12.	01.	83)	INST			NT		1 —	19	
<b>A</b>	DE, A, 2752756(ROUSSEL UCLAF), 1. 6月. 1978(01. 06. 78) & JP, A, 53-65990&GB, A, 1549930									1-19				
※ 引用文献のカテゴリー 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの 「E」先行文献ではあるが、国際出顧日以後に公表されたもの 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す) 「O」口頭による関示、使用、展示等に言及する文献 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願の日の後に公表された文献					「T」国際出願日又は優先日の後に公衰された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの 「&」同一パテントファミリーの文献									
IV. 22	a						··-							
国際調査を	国際調査を完了した日 11.05.90						国際調査報告の発送日 28.05.90							
国際調査機	奥					権限の	5る職員				4 (	3 7	8 2 2	
8	本国特	许庁(I	SA/JP)	1		特許月	宁審査官	Ħ	à	尾	使		梅	